

This Page Is Inserted by IFW Operations
and is not a part of the Official Record

BEST AVAILABLE IMAGES

Defective images within this document are accurate representations of the original documents submitted by the applicant.

Defects in the images may include (but are not limited to):

- BLACK BORDERS
- TEXT CUT OFF AT TOP, BOTTOM OR SIDES
- FADED TEXT
- ILLEGIBLE TEXT
- SKEWED/SLANTED IMAGES
- COLORED PHOTOS
- BLACK OR VERY BLACK AND WHITE DARK PHOTOS
- GRAY SCALE DOCUMENTS

IMAGES ARE BEST AVAILABLE COPY.

**As rescanning documents *will not* correct images,
please do not report the images to the
Image Problem Mailbox.**



IN THE UNITED STATES PATENT AND TRADEMARK OFFICE

Appl. No. : 10/678,751
Applicant : Andrea PAHMEIER
Filed : October 6, 2003
TC/A.U. : 1615
Examiner :

Docket No. : 2923-570
Customer No. : 06449
Confirmation No. : 6589

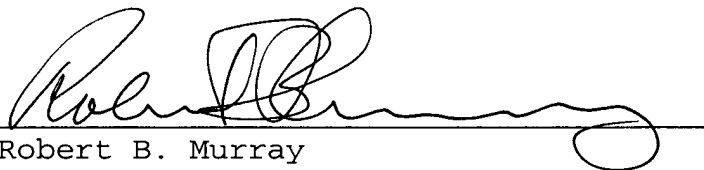
SUBMISSION OF PRIORITY APPLICATION

Director of the United States Patent
and Trademark Office
P.O. Box 1450
Alexandria, Virginia 22313-1450

Dear Sir:

Submitted herewith is a certified copy of German Patent
Application No. 101 17 234.6, filed April 6, 2001, from which
priority has been claimed in the above-referenced patent
application.

Respectfully submitted,

By 
Robert B. Murray
Attorney for Applicants
Registration No. 22,980
ROTHWELL, FIGG, ERNST & MANBECK, p.c.
Suite 800, 1425 K Street, N.W.
Washington, D.C. 20005
Telephone: (202)783-6040

BUNDESREPUBLIK DEUTSCHLAND



Prioritätsbescheinigung über die Einreichung einer Patentanmeldung

Aktenzeichen: 101 17 234.6

Anmeldetag: 06. April 2001

Anmelder/Inhaber: ALVITO Biotechnologie GmbH,
Luckenwalde/DE

Bezeichnung: Poröse und nichtporöse Matrices auf Basis von
Chitosan und Hydroxycarbonsäuren

IPC: C 12 N, A 61 F

Die angehefteten Stücke sind eine richtige und genaue Wiedergabe der ursprünglichen Unterlagen dieser Patentanmeldung.

München, den 14. März 2002
Deutsches Patent- und Markenamt
Der Präsident
Im Auftrag



Sieck

WEICKMANN & WEICKMANN

Patentanwälte
European Patent Attorneys · European Trademark Attorneys

DIPL.-ING. H. WEICKMANN
DIPL.-ING. F. A. WEICKMANN
DIPL.-CHEM. B. HUBER
DR.-ING. H. LISKA
DIPL.-PHYS. DR. J. PRECHTEL
DIPL.-CHEM. DR. B. BOHM
DIPL.-CHEM. DR. W. WEISS
DIPL.-PHYS. DR. J. TIESMEYER
DIPL.-PHYS. DR. M. HERZOG
DIPL.-PHYS. B. RUTTENSPERGER
DIPL.-PHYS. DR.-ING. V. JORDAN
DIPL.-CHEM. DR. M. DEY

Unser Zeichen:
24994P DE/WWpu

Anmelder:
ALVITO Biotechnologie GmbH
Im Biotechnologiepark
TGZ II

14943 Luckenwalde
DEUTSCHLAND

Poröse und nichtporöse Matrices auf Basis von Chitosan und
Hydroxycarbonsäuren

Poröse und nichtporöse Matrices auf Basis von Chitosan und Hydroxycarbonsäuren

5

Beschreibung

Die Erfindung betrifft biokompatible Matrices auf Basis von Chitosan und Hydroxycarbonsäuren, diese Matrices enthaltende mehrschichtige Systeme und Anwendungen solcher Matrices.

10

Auf dem Gebiet der Transplantationsmedizin sind in den letzten Jahren erhebliche Erfolge erzielt worden. Probleme bereiten jedoch die geringen verfügbaren Mengen an Spenderorganen sowie durch heterologe Spenderorgane verursachte Abstoßungsreaktionen. Ein weiteres Problem besteht darin, dass mit heterologen Spenderorganen auch Krankheitserreger übertragen werden können. Es sind daher Versuche unternommen worden, künstliche Organe aus Zellkulturen auf einer dreidimensionalen Matrix zu züchten, die entsprechend den Bedürfnissen geformt werden kann, beispielsweise als Ohr. Dieses künstliche Organ oder Körperteil kann dann transplantiert werden, wobei bei Verwendung körpereigener Zellen keine Abstoßungsreaktion eintritt.

20

Als vielversprechendes Matrixmaterial hat Chitosan ein immer größeres Interesse gefunden. Chitosan ist ein teilweise deacetyliertes Chitin und wird aus den Exoskeletten von Arthropoden gewonnen. Es ist ein Aminopolysaccharid (Poly-1-4-glucosamin), das beispielsweise im Medizinbereich als Nahtmaterial oder zur Verkapselung von Pharmaka verwendet wird. Sein Vorteil liegt darin, dass es vom Körper vollständig resorbiert werden kann. Chitosan kann im leicht Sauren ($\text{pH} < 6$) durch Protonierung der freien Aminogruppen in Wasser gelöst werden. Im Alkalischen ($\text{pH} > 7$) fällt es aus der wässrigen Lösung wieder aus. Durch

25

30

diesen pH-abhängigen Mechanismus kann Chitosan unter milden Bedingungen gereinigt und verarbeitet werden.

5 In der US 5,871,985 wird ein Träger für die Transplantation in einen Patienten vorgeschlagen, der aus einer Matrix besteht, in die Zellen eingewachsen sind. Dazu wird zunächst eine Lösung aus Chitosan hergestellt, in der lebende Zellen enthalten sind. Diese Lösung wird dann in eine semipermeable Membran eingeschlossen, um den Träger auszubilden. Das Chitosan wird präzipitiert und bildet eine unvernetzte Matrix aus, in der
10 die Zellen verteilt sind.

Madhally et al. (Biomaterials 1999; 20(12), S. 1133-1142) beschreibt eine Matrix für die Gewebegeneration. Chitosan, das zu 85-90 % deacetyliert ist, wird dazu in 0,2 M Essigsäure gelöst, so dass Lösungen mit einem
15 Gehalt von 1 bis 3 Gew.-% Chitosan erhalten werden. Die Lösung wird eingefroren und das Wasser und die überschüssige Essigsäure durch Lyophilisieren entfernt.

Die Deutsche Patentanmeldung 199 48 120.2 offenbart ein Verfahren zur
20 Herstellung einer biokompatiblen dreidimensionalen Matrix, wobei eine wässrige Lösung eines Chitosans und einer im Überschuss vorliegenden Säure, insbesondere einer Hydroxycarbonsäure, eingefroren wird und das Wasser bei vermindertem Druck absublimiert wird, wobei die überschüssige Säure vor dem Einfrieren oder nach dem Absublimieren des Wassers
25 entfernt, insbesondere neutralisiert wird. Weiterhin wird eine durch das Verfahren erhältliche Matrix offenbart, die zur Herstellung von Implantaten verwendet werden kann.

Ausgehend von dieser Erkenntnis war es die Aufgabe der vorliegenden
30 Erfindung, neue Matrixformen oder/und Anwendungen einer Matrix auf Basis von Chitosan und einer Säure, insbesondere einer Hydroxycarbonsäure bereitzustellen.

Ein erster Aspekt der vorliegenden Erfindung betrifft daher eine biokompatible nichtporöse Matrix auf Basis von Chitosan und einer Säure, insbesondere einer Hydroxycarbonsäure, die beispielsweise in Form einer Folie oder eines dreidimensionalen Körpers, z.B. eines Hohlkörpers oder einer Rolle, sein kann. Die nichtporöse Matrix ist erhältlich durch:

- Bereitstellen einer wässrigen Lösung eines Chitosans und einer im Überschuss vorliegenden Säure, insbesondere einer Hydroxycarbonsäure,
- Trocknen der Lösung ohne Einfrieren und
- Entfernen von überschüssigen Säuren vor oder/und nach dem Trocknen, vorzugsweise durch Neutralisation.

Die nichtporöse Matrix kann als Träger für eine poröse dreidimensionale Matrix verwendet werden. Somit können biokompatible Matrixsysteme bereitgestellt werden, die mindestens eine biokompatible poröse Matrix, wie zuvor beschrieben, und mindestens eine biokompatible poröse Matrix umfassen. Die biokompatible poröse Matrix ist vorzugsweise auf Basis von Chitosan und einer Säure, insbesondere einer Hydroxycarbonsäure aufgebaut. Es können jedoch auch andere poröse biokompatible Matrices verwendet werden.

Besonders bevorzugt ist eine biokompatible poröse Matrix gemäß der Deutschen Anmeldung 199 48 120.2, die erhältlich ist durch:

- Bereitstellen einer wässrigen Lösung eines Chitosans und einer im Überschuss vorliegenden Säure, insbesondere einer Hydroxycarbonsäure,
- Einfrieren und Trocknen der Lösung, insbesondere durch Absublimieren bei verringertem Druck und
- Entfernen von überschüssiger Säure vor oder/und nach dem Einfrieren, insbesondere durch Neutralisation mit einer geeigneten Base, z.B. NaOH.

Bei erfindungsgemäßen Matrixsystemen können nichtporöse Matrices und poröse Matrices jeweils abwechselnd in Schichten angeordnet sein. Beispiele für derartige Mehrschichtsysteme sind in Figur 1A, 1B und 1C dargestellt. Alternativ kann eine nichtporöse Matrix auch zwischen zwei porösen

5 Matrices angeordnet sein.

Die erfindungsgemäße nichtporöse Matrix oder das darauf basierende Matrixsystem kann zur in vitro Kultivierung von Zellen verwendet werden. Dabei kann das Matrixsystem zusätzliche Faktoren zum Zellwachstum, z.B.

10 Zytokine, enthalten.

Beispielsweise können die Matrix oder das Matrixsystem eingesetzt werden zur Züchtung von Knorpelgewebe, zur Rekonstruktion von Knochengewebe, als Füllmaterial für Bioreaktoren zur Produktion von

15 Zellen, Proteinen oder Viren, als Mikrocarrier von Füllmaterial für Bioreaktoren, zur Erzeugung von Kapillaren und Blutgefäßen, zur Erzeugung von gegebenenfalls mehrschichtigen Hautsystemen, zur Kultivierung von Blutstammzellen, zur Regeneration von Nervengeweben, zur Erzeugung künstlicher Organe.

Eine besonders bevorzugte Anwendung des mehrschichtigen Matrixsystems ist die Herstellung eines Basismaterials zur Erzeugung eines mehrschichtigen künstlichen Hautsystems. Dabei kann das Matrixsystem mit Keratinocyten sowie gegebenenfalls zusätzlich mit Fibroblasten

25 besiedelt werden. Weiterhin kann ein vaskularisiertes Hautsystem erzeugt werden, wobei in die porösen Schichten des Matrixsystems Röhren eingezogen werden, die nach Besiedelung mit Epithelzellen zur Vaskularisierung der künstlichen Haut beitragen.

Eine weitere besonders bevorzugte Anwendung des mehrschichtigen Matrixsystems ist die Erzeugung einer künstlichen Herzklappe, wobei eine nichtporöse Struktur zur Erhöhung der mechanischen Stabilität zwischen

30

zwei porösen Strukturen eingebaut und dann zur Kultivierung von Muskelzellen verwendet wird.

Weiterhin kann die nichtporöse Matrix und das darauf basierende Matrixsystem auch als Implantat ohne vorherige Zellbesiedelung, z.B. bei Knorpel- und Knochendefekten, zum Ersatz von Mikrokapillaren oder als chirurgisches Füllmaterial, z.B. für die rekonstruktive Chirurgie oder die Schönheitschirurgie eingesetzt werden.

Ein weiterer Aspekt der vorliegenden Erfindung betrifft eine biokompatible Matrix auf Basis von Chitosan und einer Säure, insbesondere einer Hydroxycarbonbsäure mit anisotropen Strukturen, beispielsweise parallel ausgerichteten Fasern oder/und Kammern. In dieser Ausführungsform ist die Matrix vorzugsweise porös. Die anisotrope Matrix ist erhältlich durch:

- Bereitstellen einer wässrigen Lösung eines Chitosans und einer im Überschuss vorliegenden Säure, insbesondere einer Hydroxycarbonbsäure,
- anisotropes Einfrieren und Trocknen der Lösung, insbesondere durch Absublimation bei verringertem Druck und
- Entfernen von überschüssiger Säure vor oder/und nach dem Einfrieren.

Das anisotrope Einfrieren umfasst vorzugsweise ein Einfrieren unter Verwendung von strukturierten Kälteelementen, z.B. Rohren in direktem oder indirektem Kontakt mit der Matrix während des Einfrierprozesses. Die Kältelemente können langgestreckt sein, um beispielsweise parallel ausgerichtete Fasern oder Kammern in der Matrix zu erhalten. Es können jedoch auch gekrümmte Strukturen, z.B. Nachbildungen des zu formenden Organs, als Kälteelemente verwendet werden.

Die anisotrope poröse Matrix kann in einem biokompatiblen Matrixsystem zusammen mit einer anderen Matrix, beispielsweise mit einer

biokompatiblen nichtporösen Matrix eingesetzt werden. Die anisotrope Matrix bzw. das darauf basierende Matrixsystem kann zur in vitro Kultivierung von Zellen oder als Implantat ohne vorherige Zellbesiedlung, entsprechend den zuvor genannten Anwendungen, eingesetzt werden.

5

Noch ein weiterer Aspekt der Erfindung ist die Verwendung einer biokompatiblen Matrix auf Basis von Chitosan und einer Säure, insbesondere einer Hydroxycarbonsäure, wie in DE 199 48 120.2 beschrieben, zur Züchtung von Knorpelgewebe, zur Rekonstruktion von Knochengewebe, als Füllmaterial für Bioreaktoren zur Produktion von Zellen, Proteinen oder Viren, als Mikrocarrier von Füllmaterial für Bioreaktoren, zur Erzeugung von Kapillaren und Blutgefäßen, zur Erzeugung von gegebenenfalls mehrschichtigen Hautsystemen, zur Kultivierung von Blutstammzellen, zur Regeneration von Nervengeweben, zur Erzeugung künstlicher Organe.

15

Überraschenderweise wurde festgestellt, dass Zellen in einer Dichte 10^6 oder mehr Zellen pro cm^2 Matrix kultiviert werden können. Dabei handelt es sich um eine im Vergleich zur Kultivierung in einer Kulturschale mehr als 10fache Erhöhung der Zelldichte.

20

Die Herstellung der erfindungsgemäßen Matrices auf Basis von Chitosan und Säuren erfolgt im Wesentlichen nach dem in der Deutschen Anmeldung 199 48 120.2 angegebenen Verfahren, sofern nichts anderes angegeben ist. Vorzugsweise wird zunächst eine wässrige Lösung eines teilweise deacetylierten Chitosans und einer im Überschuss vorliegenden Säure hergestellt. Unter Überschuss wird dabei verstanden, dass der pH der wässrigen Lösung im Sauren liegt, vorzugsweise unterhalb von $\text{pH} \leq 4$. Dadurch sind die freien Aminogruppen des Chitosans zumindest teilweise protoniert, wodurch die Löslichkeit in Wasser gesteigert wird. Die Säuremenge ist nicht kritisch. Sie muss lediglich so gewählt sein, dass das

25

30

Chitosan in Lösung geht. Eine übermäßige Säurezugabe wird nach Möglichkeit vermieden, da überschüssige Säure wieder entfernt werden muss, und dadurch die Aufarbeitung bei großen Säuremengen erschwert wird. Günstig sind Säuremengen, die eine 0,05 bis 1 N, vorzugsweise 0,1 bis 0,5 N, insbesondere 0,1 bis 0,3 N Lösung ergeben. Die Chitosanmenge wird vorzugsweise so gewählt, dass sich eine 0,01 bis 0,5 M, vorzugsweise 0,1 bis 0,3 M Lösung ergibt. Durch die Konzentration der Chitosanlösung kann Einfluss auf die Struktur der Matrix, insbesondere deren Porengröße genommen werden. Auf diese Weise lässt sich die Porengröße der Matrix auf den jeweiligen Zelltypus abstimmen, mit dem die Matrix besiedelt werden soll.

Chitosan hat wegen seiner Herstellung aus natürlichen Quellen kein einheitliches Molekulargewicht. Je nach Quelle und Aufbereitungsverfahren kann das Molekulargewicht zwischen 20 kDa bis über 1000 kDa betragen.

Für die Herstellung der dreidimensionalen Matrix ist das Chitosan hinsichtlich seines Molekulargewichts keinen Beschränkungen unterworfen. Für die Herstellung der wässrigen Chitosanlösung wird eine Säure verwendet, bei der es sich um eine anorganische Säure oder vorzugsweise um eine organische Säure, besonders bevorzugt um eine Alkyl- oder Aryl-Hydroxycarbonsäure handelt. Geeignet sind insbesondere Hydroxycarbonsäuren mit 2 bis 12 Kohlenstoffatomen, wobei eine oder mehrere Hydroxylgruppen sowie eine oder mehrere Carboxylgruppen im Molekül vorhanden sein können. Spezifische Beispiele sind Glycolsäure, Milchsäure, Äpfelsäure, Weinsäure, Zitronensäure und Mandelsäure. Besonders bevorzugt ist Milchsäure.

Bei Herstellung einer porösen Matrix wird die Lösung aus Chitosan und Säure zunächst durch Zugabe von Base zumindest teilweise neutralisiert und dann eingefroren oder ohne vorherige Neutralisation direkt eingefroren. Die Neutralisation vor dem Einfrieren ist bevorzugt. Der pH-Wert nach der

Neutralisation beträgt im Allgemeinen 5,0 bis 7,5, vorzugsweise 5,5 bis 7,0 und insbesondere 6,0 bis 7,0.

5 Nach dem Einfrieren wird das Wasser unter vermindertem Druck
absublimiert, beispielsweise im Druckbereich von 0,001 bis 3 hPa.

Zur Herstellung einer nichtporösen Matrix wird die Lösung nicht gefroren
und absublimiert, sondern ohne Einfrieren bei gegebenenfalls erhöhter
Temperatur oder/und verringertem Druck getrocknet und vorzugsweise
10 nach Trocknung neutralisiert. Die entstehende nichtporöse Matrix ist in
feuchtem Zustand stark belastbar und dehnbar.

Durch die große Anzahl von Amino- und Hydroxygruppen ist die Matrix
beliebig modifizierbar. Bei einer bevorzugten Ausführungsform der
15 dreidimensionalen Matrix sind Liganden kovalent oder nicht kovalent an die
Chitosanmatrix gebunden, vorzugsweise an die freien Aminogruppen des
Chitosans. Als Liganden können z.B. Wachstumsstoffe, Proteine, Hormone,
Heparin, Heparansulfate, Chondroitsulfate, Dextransulfate oder eine
Mischung dieser Substanzen verwendet werden. Die Liganden dienen
20 vorzugsweise zur Kontrolle und Verbesserung der Zellproliferation.

In einer bevorzugten Ausführungsform der Erfindung werden
Nukleinsäuren, z.B. RNA oder DNA, als Liganden in der Matrix verwendet.
Die Nukleinsäuren können über chemische Kopplung an die im Chitosan
25 vorhandenen Amino- oder/und Hydroxygruppen immobilisiert werden. Mit
einer Nukleinsäure-beladenen Matrix kann eine lokal begrenzte transiente
Expression heterologer Gene im Körper erreicht werden. Wird eine derart
gekoppelte Matrix nämlich im Körper implantiert und von körpereigenen
Zellen besiedelt, die die Matrix auflösen, nehmen die Zellen auch die darauf
30 immobilisierten Nukleinsäuren auf und sind in der Lage, diese zu
exprimieren.

Das Zellwachstum auf der Matrix wird weiter verbessert, wenn die Matrix mit autologem Fibrin beschichtet ist.

Die erfindungsgemäße dreidimensionale Matrix kann als Festphase in einem Kulturreaktor (Cell Factory) verwendet werden. Die Matrix zeigt eine sehr hohe Beständigkeit im Kulturmedium. Ferner hat sich gezeigt, dass die Matrix das Zellwachstum fördert.

Die Matrix eignet sich ferner zur Verwendung als Zellimplantat, insbesondere für knorpelbildende Zellen. Es müssen dabei keine gentechnisch veränderten Zellen verwendet werden. Die Zellen werden bevorzugt durch Biopsie dem Patienten entnommen, auf der Zellmatrix angezüchtet und das Zellimplantat dann dem Patienten eingepflanzt. Durch die Besiedlung der dreidimensionalen Matrix mit körpereigenen Stammzellen (Knochenersatz), die sich erst am Ort des Transplantats differenzieren, angeregt durch die jeweiligen Wachstumsfaktoren des umliegenden Gewebes, oder mit Knorpelzellen zur erneuten Bildung hyalinen Knorpels, sind Abstoßungsreaktionen des Transplantats weitgehend ausgeschlossen.

Die dreidimensionale Matrix kann sowohl mit humanen als auch mit animalischen Zellen (beispielsweise vom Pferd, Hund oder Hai) besiedelt werden. Besonders geeignet sind Haizellen, da diese beim Empfänger keine wesentliche immunologische Antwort auslösen. Haizellen werden bereits als Organersatz verwendet, z.B. für Augenlinsen. Beispiele für Zellen, mit denen die erfindungsgemäßen Matrices bzw. Matrixsysteme besiedelt werden können, sind Chondrocyten, Osteocyten, Keratinocyten, Hepatocyten, Knochenmarksstammzellen oder neuronale Zellen.

Die Matrices oder Matrixsysteme, wie zuvor beschrieben, können im humanmedizinischen und im tiermedizinischen Bereich eingesetzt werden. Weitere Einsatzgebiete sind die Verwendung als Einmalartikel als in vitro Testsystem zur Untersuchung von pharmazeutischen Wirkstoffen. Hierzu

können beispielsweise Blutstammzellen oder Hepatocyten auf der Matrix kultiviert werden. Dieses System kann zur Untersuchung der Wirksamkeit von Testsubstanzen aus einer chemischen oder/und biologischen Substanzenbibliothek, gegebenenfalls in einem Hochdurchsatzverfahren, verwendet werden.

Die Matrix und das Matrixsystem werden vor Einsatz in der Zellkultur sterilisiert, um Keimfreiheit zu garantieren. Die Sterilisation kann durch Temperaturbehandlung, z.B. durch Autoklavieren, Dampfbehandlung etc. oder/und durch Bestrahlung, z.B. Gammastrahlenbehandlung, erfolgen. Vorzugsweise erfolgt die Sterilisation in einer physiologisch verträglichen gepufferten Lösung, z.B. in PBS, um eine vollständige Benetzung der Matrix mit Flüssigkeit und die Abwesenheit größerer Lufteinschlüsse sicherzustellen.

Bei Kultivierung der Zellen wird die Matrix in einem Zeitraum von ca. 5-8 Wochen abgebaut. Die Abbauezeiten können über den Deacetylierungsgrad des Chitosans und die Konzentration des Materials eingestellt werden.

Weiterhin soll die Erfindung durch die nachfolgenden Beispiele erläutert werden.

Beispiel 1: Herstellung einer nichtporösen Folie

Nach dem im Beispiel 3 von DE 199 48 120.2 beschriebenen Verfahren wird eine Mischung aus Chitosan und Milchsäure hergestellt. Die Lösung wird in eine Petrischale gegossen, bei 50 °C getrocknet und nach Entstehen eines glasklaren Filmes mit 1 M Natronlauge auf einen pH-Wert von 7 neutralisiert. Die entstehende Folie ist im feuchten Zustand stark belastbar und dehnbar.

Beispiel 2: Wachstum von Hep-G2-Zellen in der Matrix

Zwei definierte Anfangsmengen, 1×10^5 bzw. 1×10^6 , Hep-G2-Hepatocyten wurden in ein $1,5 \text{ cm}^2$ großes Stück poröse Matrix (hergestellt nach Beispiel 3 von DE 199 48 120.2) eingespritzt und das Zellwachstum zu vier Zeitpunkten, maximal 33 Tage lang beobachtet. Dabei konnte ein kontinuierliches Zellwachstum beobachtet werden.

Nach 33 Tagen lag die maximale Zellzahl pro Matrix bei $1,6 \times 10^7$ Zellen (Figur 2). Das bedeutet, dass sich die Zellzahl auf der geringen Grundfläche von $1,5 \text{ cm}^2$ noch um eine Zehnerpotenz vermehren konnte. Die Zelldichte einer konfluenten, konventionellen Kulturschale mit einer Grundfläche von 80 cm^2 wird beim der Deutschen Sammlung von Mikroorganismen und Zellkulturen (DSMZ) mit $2,5\text{-}3,0 \times 10^7$ für Hep-G2 angegeben. Diese Menge ist, wenn die auf die Grundfläche der Matrix umgelegt wird, etwa 25fach geringer als die Zellzahl, die nach 33 Tagen in der Matrix nachgewiesen werden konnte.

Beispiel 3: Einfluss der Matrix auf die Zellproliferation

Bei diesem Versuch sollte gezeigt werden, ob sich Substanzen, die sich in der Matrix befinden, das Zellwachstum ungünstig beeinflussen. Dabei sollte nicht das Wachstum der Zellen auf der Matrix begutachtet werden, sondern nur der Einfluss potenzieller, löslicher Substanzen, die möglicherweise an das Medium abgegeben werden. Dazu wurde 6 Tage lang ein $1,5 \text{ cm}^2$ großes Stück einer Matrix (hergestellt nach Beispiel 3 von DE 199 48 120.2) in 3 ml Zellkulturmedium bei 37°C und 5 % CO_2 vorinkubiert. Das Medium wurde anschließend zusammen mit ebenfalls vorinkubierten Kontrollmedien in einem Standard-Proliferationstest (XTT) analysiert. Bei diesem Test werden durch metabolisch aktive Zellen ein Tetrazoliumsalz in ein farbiges Formazansalz umgesetzt, welches anschließend photometrisch nachgewiesen werden kann. Dabei konnte

keine Beeinflussung des Zellwachstums beobachtet werden. Als Zelllinie wurde Hep-G2 verwendet und als Positivkontrolle wurde dem Medium 5 % DMSO zugesetzt. Der Test wurde dreifach wiederholt und lieferte in allen drei Fällen das gleiche Ergebnis.

5

Beispiel 4: Wachstum anderer Zelllinien in der Matrix und Zellmorphologie

Neben Hep-G2 wurden zwei weitere Zelllinien auf die Matrix ausgesät, um zu beobachten, ob sie in der Matrix wachsen. Sowohl Hela als auch die Zelllinie CHO-K1 lässt sich in der Matrix vermehren.

10

Bei allen drei Zelllinien lässt sich eine veränderte Morphologie im Vergleich zu Zellen, die in normalen Zellkulturschalen wachsen, beobachten. Die Zellen sind deutlich abgerundet und wachsen auch in die dritte Dimension und ähneln somit mehr Zellen in natürlichen dreidimensionalen Geweben. Als Beispiel sind in Figur 3 zwei Abbildungen der Leberzelllinie Hep-G2 dargestellt, wobei Figur 3A die Zellen nach Kultivierung aus einer Zellkulturschale und Figur 3B die Zellen nach Kultivierung in einer Matrix zeigt.

15

20

Ansprüche

- 5 1. Biokompatible nichtporöse Matrix auf Basis von Chitosan und einer Säure, insbesondere einer Hydroxycarbonsäure.
2. Nichtporöse Matrix nach Anspruch 1 in Form einer Folie, eines Hohlkörpers oder einer Rolle.
- 10 3. Nichtporöse Matrix nach Anspruch 1 oder 2,
dadurch gekennzeichnet,
dass die Hydroxycarbonsäure ausgewählt ist aus Glycolsäure, Milchsäure, Apfelsäure, Weinsäure, Zitronensäure und Mandelsäure, insbesondere Milchsäure.
- 15 4. Nichtporöse Matrix nach einem der Ansprüche 1 bis 3 erhältlich durch:
 - Bereitstellen einer wässrigen Lösung eines Chitosans und einer im Überschuss vorliegenden Säure, insbesondere einer
 - 20 Hydroxycarbonsäure,
 - Trocknen der Lösung ohne Einfrieren und
 - Entfernen von überschüssigen Säuren vor oder/und nach dem Trocknen.
- 25 5. Biokompatibles Matrixsystem umfassend mindestens eine biokompatible nichtporöse Matrix nach einem der Ansprüche 1 bis 4 und mindestens eine biokompatible poröse Matrix.

6. Matrixsystem nach Anspruch 5,
dadurch gekennzeichnet,
dass mindestens eine biokompatible poröse Matrix auf Basis von
Chitosan und einer Säure, insbesondere einer Hydroxycarbonsäure
aufgebaut ist.
7. Matrixsystem nach Anspruch 6,
dadurch gekennzeichnet,
dass die biokompatible poröse Matrix erhältlich ist durch:
- Bereitstellen einer wässrigen Lösung eines Chitosans und
einer im Überschuss vorliegenden Säure, insbesondere einer
Hydroxycarbonsäure,
 - Einfrieren und Trocknen der Lösung, insbesondere durch
Absublimieren bei verringertem Druck und
 - Entfernen von überschüssiger Säure vor oder/und nach dem
Einfrieren.
8. Matrixsystem nach einem der Ansprüche 5 bis 7,
dadurch gekennzeichnet,
dass nichtporöse Matrices und poröse Matrices jeweils abwechselnd
in Schichten angeordnet sind.
9. Verwendung einer nichtporösen Matrix nach einem der Ansprüche 1
bis 4 oder eines Matrixsystems nach einem der Ansprüche 5 bis 8
zur in vitro Kultivierung von Zellen.
10. Verwendung nach Anspruch 9,
dadurch gekennzeichnet,
dass das Matrixsystem Liganden, z.B. Faktoren zum Wachstum von
Zellen, enthält.

11. Verwendung nach Anspruch 9 oder 10 zur Züchtung von Knorpelgewebe, zur Rekonstruktion von Knochengewebe, als Füllmaterial für Bioreaktoren zur Produktion von Zellen, Proteinen oder Viren, als Mikrocarrier von Füllmaterial für Bioreaktoren, zur Erzeugung von Kapillaren und Blutgefäßen, zur Erzeugung von gegebenenfalls mehrschichtigen Hautsystemen, zur Kultivierung von Blutstammzellen, zur Regeneration von Nervengeweben und zur Erzeugung künstlicher Organe.
12. Verwendung einer nichtporösen Matrix nach einem der Ansprüche 1 bis 4 oder eines Matrixsystems und einem der Ansprüche 5 bis 8 als Implantat ohne vorherige Zellbesiedlung.
13. Verwendung nach Anspruch 12 bei Knorpel- und Knochendefekten, als Mikrokapillaren oder als chirurgisches Füllmaterial.
14. Biokompatible Matrix auf Basis von Chitosan und einer Säure, insbesondere einer Hydroxycarbonsäure mit anisotropen Strukturen.
15. Matrix nach Anspruch 14,
dadurch gekennzeichnet,
dass sie parallel ausgerichtete Fasern oder Kammern enthält.
16. Matrix nach Anspruch 14 oder 15,
dadurch gekennzeichnet,
dass sie porös ist.
17. Matrix nach einem der Ansprüche 14 bis 16, erhältlich durch:
- Bereitstellen einer wässrigen Lösung eines Chitosans und einer im Überschuss vorliegenden Säure, insbesondere einer Hydroxycarbonsäure,

- anisotropes Einfrieren und Trocknen der Lösung, insbesondere durch Absublimation bei verringertem Druck und
- Entfernen von überschüssiger Säure vor oder/und nach dem Einfrieren.

5

18. Biokompatibles Matrixsystem umfassend mindestens eine biokompatible anisotrope poröse Matrix nach einem der Ansprüche 14 bis 17 und mindestens eine biokompatible nichtporöse Matrix.

10

19. Verwendung einer anisotropen Matrix nach einem der Ansprüche 14 bis 17 oder eines Matrixsystems nach Anspruch 18 zur in vitro Kultivierung von Zellen oder als Implantat ohne vorherige Zellbesiedelung.

15

20. Biokompatible Matrix auf Basis von Chitosan und einer Säure, insbesondere einer Hydroxycarbonsäure, **dadurch gekennzeichnet,** dass sie Nukleinsäuren in chemisch angekoppelter Form enthält.

20

21. Verwendung einer biokompatiblen Matrix auf Basis von Chitosan und einer Säure, insbesondere einer Hydroxycarbonsäure zur Züchtung von Knorpelgewebe, zur Rekonstruktion von Knochengewebe, als Füllmaterial für Bioreaktoren zur Produktion von Zellen, Proteinen oder Viren, als Mikrocarrier von Füllmaterial für Bioreaktoren, zur Erzeugung von Kapillaren und Blutgefäßen, zur Erzeugung von gegebenenfalls mehrschichtigen Hautsystemen, zur Kultivierung von Blutstammzellen, zur Regeneration von Nervengeweben und zur Erzeugung künstlicher Organe.

25

30

22. Verwendung nach Anspruch 21,

dadurch gekennzeichnet,

dass die Matrix erhältlich ist durch:

- Bereitstellen einer wässrigen Lösung eines Chitosans und einer im Überschuss vorliegenden Säure, insbesondere einer Hydroxycarbonsäure,
- Einfrieren und Trocknen der Lösung, insbesondere durch Absublimieren bei verringertem Druck und
- Entfernen von überschüssiger Säure vor oder/und nach dem Einfrieren.

23. Verwendung nach Anspruch 21 oder 22,

dadurch gekennzeichnet,

dass die Matrix sterilisiert wird.

24. Verwendung nach Anspruch 21 bis 23,

dadurch gekennzeichnet,

dass Zellen in einer Dichte von 10^6 oder mehr Zellen pro cm^2 auf bzw. in der Matrix kultiviert werden.

Zusammenfassung

Die Erfindung betrifft biokompatible Matrices auf Basis von Chitosan und
5 Hydroxycarbonsäuren, diese Matrices enthaltende mehrschichtige Systeme
und Anwendungen solcher Matrices.

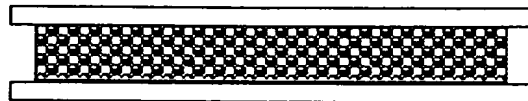
10

pu/ANM-06.04.2001

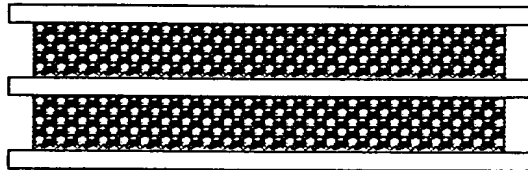
Figur 1A:



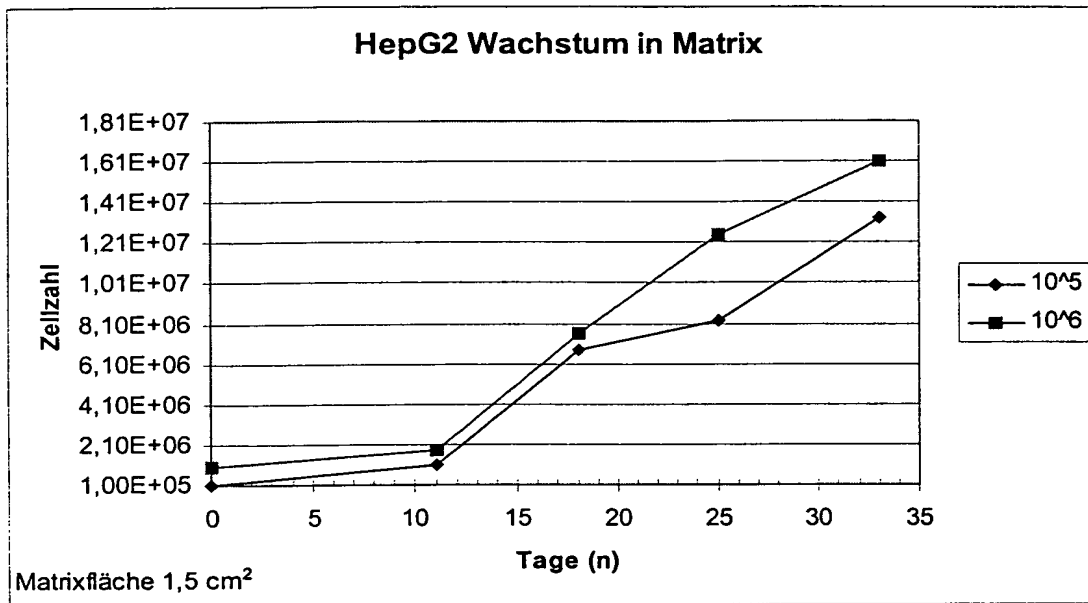
Figur 1B:



Figur 1C:



Figur 2:

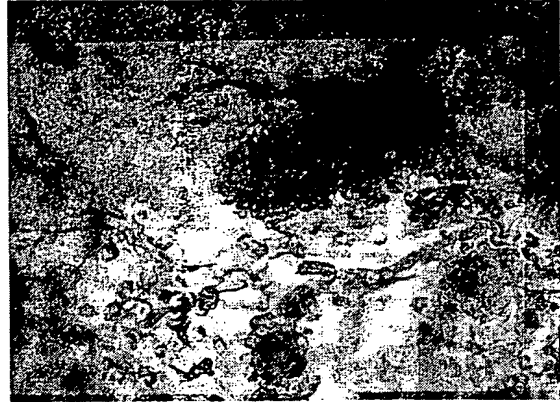


Figur 3A:



Hep-G2-Zellen auf Zellkulturschale

Figur 3B:



Hep-G2-Zellen in Matrix